

PC/EP+ 98/07722
BUNDESREPUBLIK DEUTSCHLAND

**PRIORITY
DOCUMENT**

SUBMITTED OR TRANSMITTED IN
COMPLIANCE WITH RULE 17.1(a) OR (b)



REC'D	19 JAN 1999
WIPO	PCT

Bescheinigung

EP 98/07722 89/646651 EJU

Die Fraunhofer-Gesellschaft zur Förderung der angewandten
Forschung eV in München/Deutschland hat eine Patentanmeldung
unter der Bezeichnung

"Metallhaltige Ribonukleotidpolypeptide"

am 13. März 1998 beim Deutschen Patent- und Markenamt
eingereicht.

Die angehefteten Stücke sind eine richtige und genaue
Wiedergabe der ursprünglichen Unterlagen dieser Patent-
anmeldung.

Die Anmeldung hat im Deutschen Patent- und Markenamt vor-
läufig die Symbole C 07 K, A 61 K und C 07 H der Interna-
tionalen Patentklassifikation erhalten.

München, den 1. Dezember 1998
Deutsches Patent- und Markenamt

Der Präsident

Im Auftrag

Wehner

Patentzeichen: 198 11 047.2

**PRIORITY
DOCUMENT**

SUBMITTED OR TRANSMITTED IN
COMPLIANCE WITH RULE 17.1(a) OR (b)

Patentansprüche

1. Metallhaltige Ribonukleotidproteine enthaltend
ein Protein aus der Familie der S100-Proteine,
eine RNA und Kupfer als Metallion in Form eines
ternären Komplexes,
dadurch gekennzeichnet,
daß die RNA des ternären Komplexes folgende Kon-
sensussequenz enthält:

GGAAAAUNNNNNUNAUAGN₁₋₆CUNNUUUNNNNNNAAAAAN₀₋₁
UANAAACAUN₀₋₅CUUNAGN₀₋₁₃AGAAAUN₀₋₁₆UUAGCAG

wobei "N" G, A, U oder C ist,
oder die komplementäre Konsensussequenz hiervon.

2. Metallhaltige Ribonukleotidproteine nach
Anspruch 1,
dadurch gekennzeichnet, daß die RNA folgende
Sequenzen aufweist:

(a1) (ARNA I)

Klon-3a (ARNA I)

AAAAAAAAAGGUUUUCAUGCGUGCUCACAGAUCAGCUCUUUCUGGAUUGAAAAGCU
AAGCACAGAACAUUGGGAAAAUCCUUUCAUAUGGCUGUGUUUACAAACAAAAGU
AUAACAUCUUGAGCAAACAGAAUGGUGAGGAAAACUUUGUUAGCAGAUUAG

oder eine hiervon durch ein oder mehrere Basenpaare
unterschiedliche RNA bzw. ein Fragment davon,

GUUA
AAGAU
GUUU
UEAU
UCAC

5

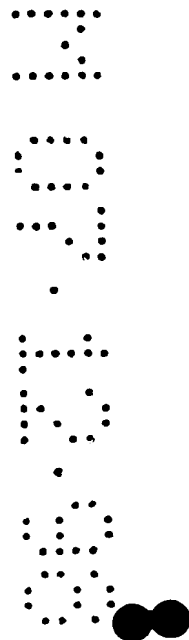
- 10

15

20

25

30



15

Metallhaltige Ribonukleotidpolypeptide

20

Die vorliegende Erfindung betrifft metallhaltige Ribonukleotidpolypeptide (RNP) sowie Verfahren zu deren Herstellung, deren Verwendung und Arzneimittel, die Ribonukleotidpolypeptide oder deren molekularbiologische Äquivalenzstrukturen und/oder Teile und/oder Derivate enthalten.

25

Die Gewebhomeostase des Körpers, seiner Organe und Gewebe ist abhängig von Regulationsmechanismen der Angiogenese. Diese beeinflusst sowohl die Gewebereparatur und Wundheilung, Gewebeneubildung in der Embryogenese und den Reproduktionszyklen als auch das Anwachsen, die Rückbildung und die Zerstörung von Tumoren, Transplantationen und gefäßversorgten und gefäßfreien Geweben.

30

35

Bisher wurden noch keine nichtmitogenen Mediatoren gefunden, mit denen eine Beeinflussung der Gewebhomeostase möglich ist, d.h. Induktion und Regulierung des Gefäßwachstums.

Aufgabe der vorliegenden Erfindung ist es deshalb, einen nichtmitogenen Mediator der Gewebehomeostase bereitzustellen, mit dem vorrangig die Gewebereparatur, Wundheilung, Angiogenese und Neovaskularisierung beeinflusst werden kann. Aufgabe der Erfindung ist weiter die Bereitstellung eines Verfahrens zur Herstellung der nichtmitogenen Mediatoren sowie eines Arzneimittels, das diesen nichtmitogenen Mediator enthält.

Gelöst werden diese Aufgaben durch die Gegenstände der Patentansprüche.

Von den Erfindern wurde gefunden, daß es nichtmitogene zelluläre Mediatoren auf Nukleinsäurebasis mit definierter Sequenz gibt, die spezifisch die Bildung von Blutgefäßen in vivo und in vitro verursachen können und biologisch spezifische, natürlich wirkende nichtmitogene Mediatoren der Angiogenese bzw. des Richtungswachstums von Blutgefäßsprossen darstellen.

Die von den Erfindern nachgewiesene neue Klasse zellulärer Morphogene für Endothelzellen liegt in Form eines bioaktiven Metall-Ribonukleotidpeptids (RNP) vor. Diese wird Angiotropin genannt.

Die Struktur von Angiotropin kann den Ribonukleotidproteinen (RNP) zugeordnet werden. Es besteht aus einem Protein-Teil (ARP = Angiotropin Related Protein) und einem RNA-Teil (ARNA = Angiotropin-RNA). Für die Bildung des Komplexes aus ARP und ARNA ist Cu(II) essentiell. Neben dem Kupferion enthält Angiotropin ein Ca(II)-Ion. Für die vielfältigen biologischen und biochemischen Funktionen des Angiotropins sind weiter Mg(II)-Ionen nützlich.

Der Protein-Teil (ARP) besteht aus einem Protein, das der Familie der S100-Proteine (Dell'Angelica et al., J. of Biological Chemistry, Vol. 269, No. 46, S. 28929-28936 (1994)) zugeordnet werden kann und vorzugsweise 91 Aminosäuren lang ist. Die Primärstruktur dieses bevorzugten ARP ist wie folgt:

NH_2 -TKLEDHLEGITINIFHQYSVRLGHYDTLIKRELKQLITKELPNTLKNT
 Ca^{2+}
 Ca^{2+} Zn^{2+}
 KDQGTIDKIFQNL~~DANQDEQVSFKE~~FVVLVTDVLITAH~~DN~~IK~~E~~-COOH

Es weist zwei EF-Hand Motive auf und darüber hinaus eine Bindungsstelle für Zink(II)-Ionen. Die Dissoziationskonstanten K_D der Metallionenkomplexe betragen für Ca(II)-Ionen 10,0 μM bzw. 0,1 μM für Zink(II)-Ionen und 1,0 μM für Kupfer(II)-Ionen.

In diesem Zusammenhang soll erwähnt werden, daß der erfindungsgemäße Proteinteil gemäß üblicher, auf dem Fachgebiet bekannten, Verfahren modifiziert sein kann ohne daß die biologische Aktivität verlorenggeht. Zu diesen Modifikationen zählen Austausche, Insertionen oder Deletionen von Aminosäuren, die die Struktur des Proteinteils modifizieren, wobei seine biologische Aktivität im wesentlichen erhalten bleibt. Zu den Austauschen zählen vorzugsweise "konservative" Austausche von Aminosäureresten, d.h. Austausche gegen biologisch ähnliche Reste, z.B. die Substitution eines hydrophoben Rests (z.B. Isoleucin, Valin, Leucin, Methionin) gegen einen anderen hydrophoben Rest, oder die Substitution eines polaren Rests gegen einen anderen polaren Rest (z.B. Arginin gegen Lysin, Glutaminsäure gegen Asparginsäure etc.). Deletionen können zur Erzeugung von

Molekülen führen, die eine deutlich geringere Größe aufweisen, d.h., denen beispielsweise Aminosäuren am N- oder C-Terminus fehlen.

5 Der RNA-Teil (ARNA) weist folgende Konsensussequenz auf:

GGAAAAUNNNNNUNAU AUGN₁₋₆CUNNNUUUNNNNNNAAAAAN₀₋₁
 UANAAACAUN₀₋₅CUUNAGN₀₋₁₃AGAAAUN₀₋₁₆UUAGCAG

10

wobei "N" G, A, U oder C ist,
 oder die komplementäre Konsensussequenz hiervon.

15

Erfindungsgemäß sind die verwendbaren ARNAs weiter wie folgt definiert:

(a1) ARNA I

20

Klon-3a (ARNA I)

AAAAAAAAAGGUUUUCAUGCGUGCUCACAGAU CAGCUCUUUCUGGAUUGAAAAGCU
 AAGCACAGAACAU GGGAAAAUCCUUUCAUAUGGCUGUGUUUACAAACAAAAAGU
 AUAAACAUCUUGAGCAAACAGAAAUGGUGAGGAAAACUUUGUUAGCAGAUUAG

oder eine hiervon durch ein oder mehrere Basenpaare
 unterschiedliche RNA bzw. ein Fragment davon,

25

oder

(a2) ARNA VI

30

Klon-P10 (ARNA VI)

UUACAGCUCUUCUGUUUAUAAGUUUAUUCAAUACCAAUUAGUAGUUUGUAUGUUA
 UAAAUUUUGUAGGAAAAUAAUUUAUAUAGCUUACUUUGUACAUAAAAUAAAAACAU
 GACUUCUUUAGACACUCCUUCAUUAGAAAUAAAAUAAAAUAAACUAAUAGCAGUUU
 GACUUCAUUGUUCUGUCUGUAGGUCAUGGAAUCCUGUCCUUACAAUAAUUUAUUGAU
 UGUGAAAAUAUCAGUAAAUAGCAAUUGAAUAUGUUUACCUUUUCUUCUAGUCAC
 UAUGUUCUUAGAGUUAUGACA

35

oder eine hiervon durch ein oder mehrere Basenpaare unterschiedliche RNA bzw. ein Fragment davon,

Die unter (a1) und (a2) definierten Nucleinsäuremoleküle umfassen auch Nucleinsäuremoleküle, die sich gegenüber den oben angegebenen Sequenz durch Deletion(en), Insertion(en), Austausch(e) oder andere im Stand der Technik bekannte Modifikationen unterscheiden ohne daß die biologische Aktivität verlorenggeht. Der Begriff "Nucleinsäurefragment" soll einen Ausschnitt bzw. Segment des ursprünglichen Nucleinsäuremoleküls umfassen. Verfahren zur Erzeugung der vorstehenden Änderungen in der Nucleinsäuresequenz sind dem Fachmann bekannt und in Standardwerken der Molekularbiologie beschrieben, beispielsweise in Sambrook et al., Molecular Cloning: A Laboratory Manual, 2. Ausgabe, Cold Spring Harbor Laboratory Press, Cold Spring Harbor NY (1989).

Die angegebenen ARNAs umfassen auch molekularbiologische Äquivalenzstrukturen, d.h. Strukturen bei denen einzelne Basen oder Aminosäuren ausgetauscht sind. Sie umfassen auch damit hybridisierende Nukleinsäuren (vorzugsweise unter stringenten Bedingungen, wie 20°C unter dem Schmelzpunkt der RNA) oder über den degenerierten genetischen Code verwandte Nukleinsäuren.

Die erfindungsgemäßen RNPs sind durch die folgenden Eigenschaften gekennzeichnet:

- zellselektive morphogene Wirkung in vitro auf isolierte, primäre und/oder klonierte Blutkapillarendothelzellen in Kultur zur nichtmitogenen Induktion der Änderung des Zellphänotyps aus dem konfluenten Zustand, zur nichtmitogenen Änderung der spatiotemporalen

suprazellulären Organisation der Zellen zu dreidimensionalen organoiden, kapillarähnlichen Strukturen in Kultur;

- spezifische chemotropische Wirkung auf Blutgefäße in vivo,
- Induktion eines Richtungswachstums von Blutgefäßen in vivo,
- Induktion einer Neovaskularisierung von Geweben durch gerichtetes Einwachsen von Blutgefäßen

Bei den erfindungsgemäßen RNPs ist der Proteinteil durch Wechselwirkungen an den RNA-Teil gebunden.

Gegenstand der Erfindung ist auch ein Verfahren zur Herstellung und Gewinnung der bioaktiven RNPs, dadurch gekennzeichnet, daß man die Zellen, z.B. Leukozyten oder Entzündungsgewebe homogenisiert oder Leukozyten kultiviert und die entstandenen RNPs aus den Homogenaten oder aus den Überständen der Kulturlösung durch Standardmethoden gewinnt. Beispielsweise kann aus den Überständen serumfreier Massenzellkulturen Concanavalin-A aktivierter Schweineblut-Leukozyten und Leukozyten aus ischämischen/infarktösen Herzmuskelzellen Angiotropin isoliert und zur Homogenität aufgereinigt werden.

Das Verfahren zur Herstellung und Gewinnung der bioaktiven RNP-Morphogene der Zellen bzw. Leukozyten und des Entzündungsgewebes ist dadurch gekennzeichnet ist, daß man Zellen bzw. Leukozyten des retikulo-endothelialen Systems der Leukozyten und des Entzündungsgewebes, kultiviert und die entstandenen RNP-Morphogene aus den Homogenaten oder aus der überstehenden Kulturlösung gewinnt.

Grundsätzlich ist es auch möglich, die Zellen, z. B. Leukozyten auf Mediatoren direkt ohne Kultur aufzuarbeiten.

5 Die Kultur der Zellen (Leukozyten) kann grundsätzlich in jedem die Zellen (Leukozyten) erhaltenen Medium durchgeführt werden.

10 Zur Kultur von Zellen, wie Leukozyten, wird den Kulturmedien bei einer geplanten Dauer der Kultur über 1 Stunde meist Serum, beispielsweise Kalbsserum oder Pferdeserum, zugesetzt, da die Serumbestandteile für die Erhaltung der Lebensfunktionen der Zellen günstig sind. Wenn jedoch die serumhaltige Kulturlösung auf Proteine (Mediatoren) aufgearbeitet werden soll, die durch die Kultur erzeugt werden, bereitet die Gewinnung der meist nur in geringen Konzentrationen enthaltenen Produktproteine wegen der Vielzahl der aus dem Serum stammenden fremden Proteine große Schwierigkeiten. Außerdem kann dabei nicht mit Sicherheit festgestellt werden, ob ein bestimmter Mediator humoraler oder zellulären Ursprungs ist und von welcher Spezies er stammt; d.h. ob er ein Mediator der Spezies ist, deren Zellen kultiviert wurden, oder der Spezies, von der das verwendete (meist heterologe) Serum stammt.

15

20

25

30 Das erfindungsgemäß bevorzugt verwendete vollsynthetische Zellkulturmedium enthält die üblichen Stoffgruppen, wie Salze, Zucker, Aminosäure, Nukleoside und Nukleosidbasen, Vitamine, Vitaminoide, Coenzyme und Steroide in wäßriger Lösung. Es ist dadurch gekennzeichnet, daß es zusätzlich einen oder ein Gemisch von mehreren Stoffen enthält, die sich als besonders wertvoll für die Lebensfähigkeit und das Wachstum der Leukozyten und ihre Fähigkeit zur Mediatorproduktion erweisen. Zu

35

diesen Stoffen gehören ungesättigte Fettsäuren, Flavonoide, Ubichinone, Vitamin C und Mevalolacton.

Das Zellkulturmedium wird zur längerdauernden Zell- oder Leukozytenkultur vorzugsweise ohne Zusatz von Serum verwendet. Statt dessen erhält es mindestens ein definiertes Protein, das in einer besonders bevorzugten Ausführungsform hochreines, molekular einheitliches Serumalbumin ist.

In weiteren bevorzugten Ausführungsformen kann das erfindungsgemäß verwendete, vollsynthetische serumfreie Zellkulturmedium noch weitere, für die Kultur von Leukozyten günstige Verbindungen aus den Stoffklassen der Polyhydroxyverbindungen und Zucker, Aminosäuren, Nukleoside, anionischen Verbindungen und/oder Vitamine, deren Verwendung in den bekannten Kulturmedien nicht üblich ist, enthalten. Die Bestandteile des erfindungsgemäß verwendeten Mediums sind in ihren Mengenverhältnissen so aufeinander abgestellt, daß die Konzentration der Komponenten im Medium weitgehend den natürlichen Konzentrationsbereichen des Plasmas angepaßt sind; vgl. Ciba-Geigy AG (Herausgeber) (1969) in Documenta Geigy, Wissenschaftliche Tabellen, 7. Auflage Geigy S.A., Basel.

Vorzugsweise ist das Zellkulturmedium frei von Tensiden, Schwermetallsalzen und Farbstoffen, die Zellen schädigen und die Gewinnung der gewünschten Zellprodukte aus der Kulturlösung stören können.

Besonders bevorzugt ist für die Kultur der Leukozyten im Verfahren der Erfindung des Zellkulturmedium mit der in nachstehender Tabelle 1 angegebenen Zusammensetzung.

Zur Herstellung des Mediums wird Wasser mit der ATM-1-Qualität verwendet; vgl. ASTM D-1193-70 Standard-Specification for Reagent Water 1970; Annual Book of ASTM-Standards, Easton Maryland, ASTM 1970. Es ist darüber hinaus von möglichen Endotoxin-Kontaminationen durch Ultrafiltration an tensidfreien Membranen mit der Ausschlußgrenze von 10000 Daltons befreit. Das fertige Medium wird filtersterilisiert an tensidfreien Membranen mit $\leq 0,2 \mu\text{m}$ Porengröße.

Tabelle 1

Nr.	Komponente	mol/l
	1 KCl	5,0 m
	2 KH_2PO_4	0,2 m
5	3 NaCl	120,0 m
	4 Na_2HPO_4	0,8 m
	5 Na_2SO_4	0,8 m
	6 L-Ascorbinsäure	0,2 m
	7 Cholinchlorid	50,0 μ
10	8 2-Desoxy-D-ribose	5,0 μ
	9 D-Galactose	0,5 m
	10 D-Glucose	5,0 m
	11 D-Glucurono- γ -lacton	0,1 m
	12 Glycerin	50,0 μ
15	13 myo-Inosit	0,5 m
	14 Na-Acetat	0,2 m
	15 Na-Citrat	50,0 μ
	16 Na-Pyruvat	0,1 m
	17 D-Ribose	20,0 μ
20	18 Bernsteinsäure	0,1 m
	19 Xylit	10,0 μ
	20 D-Xylose	20,0 μ
	21 CaCl_2	2,0 m
	22 MgCl_2	1,0 m
25	23 NaHCO_3	10,0 m
	24 Humanes Serumalbumin	7,7 μ
	25 Penicilin	1,0 μ
	26 Streptomycin	2,0 μ
	27 L-Glutamin	1,0 m
30	28 L-Alanin	0,2 m
	29 L-Asparagin	0,1 m
	30 L-Asparaginsäure	0,1 m

	Nr.	Komponente	mol/l
	31	L-Glutaminsäure	0,1 m
	32	Glycin	0,2 m
	33	L-Prolin	0,1 m
	34	2L-Serin	0,1 m
5	35	L-Arginin	0,1 m
	36	4-Aminobenzoesäure	2,0 μ
	37	L-Cystein	0,2 m
	38	L-Histidin	0,1 m
	39	L-Hydroxyprolin	10,0 μ
10	40	L-Isoleucin	0,2 m
	41	L-Leucin	0,2 m
	42	L-Lysin-HCl	0,2 m
	43	L-Methionin	0,1 m
	44	L-Ornithin	50,0 μ
15	45	L-Phenylalanin	0,1 m
	46	Sarcosin	50,0 μ
	47	Taurin	0,1 m
	48	L-Threonin	0,2 m
	49	L-Tryptophan	50,0 μ
20	50	L-Tyrosin	0,1 m
	51	l-Valin	0,2 m
	52	Glutathion reduziert	3,0 μ
	53	Carnosin	5,0 μ
	54	Mevalolacton	5,0 μ
25	55	Adenin	50,0 μ
	56	Adenosin	50,0 μ
	57	Citidin	50,0 μ
	58	Guanin	5,0 μ
	59	Guanosin	20,5 μ
30	60	Hypoxanthin	5,0 μ
	61	5-Methylcytosin	5,0 μ

Nr.	Komponente	mol/l
	62 Thymidin	20,0 μ
	63 Thymin	5,0 μ
	64 Uracil	5,0 μ
	65 Uridin	20,0 μ
5	66 Xanthin	5,0 μ
	67 Biotin	1,0 μ
	68 C-Ca-pantothenat	5,0
	69 Ergocalciferol	0,5 μ
	70 D, L-Carnitin	50,0 μ
10	71 Folsäure	5,0 μ
	72 D, L- α -Liponsäure	2,0 μ
	73 Menadion	0,2 μ
	74 Nicotinsäureamid	20,0 μ
	75 Pyridoxal-Hcl	5,0 μ
15	76 Pyridoxin-Hcl	2,0 μ
	77 Riboflavin	1,0 μ
	78 Rutin	5,0 μ
	79 Thiamin-Hcl	5,0 μ
	80 D, L- α -Tocopherylacetat	1,0 μ
20	81 Vitamin-A-acetat	1,0 μ
	82 Vitamin K	0,2 μ
	83 Vitamin B ¹	0,5 μ
	84 Vitamin U ¹²	1,0 μ
	85 Cholesterin	1,0 μ
25	86 Coenzym-Q ₁₀	0,1 μ
	87 Linolsäure	1,0 μ
	88 Linolensäure	5,0 μ
	89 Ölsäure	5,0 μ
	90 Äthanol	1,0 m
30	91 Ph 7,10	--
	92 Concanavalin A	50,0 n

Je nach der Art der gewünschten Produkte werden entweder gemischte Zell- oder Leukozytenpopulationen oder einzelne Zell- oder Leukozytenarten kultiviert. Die Herstellung und Kultur der Zellen bzw. Leukozyten muß unter sterilen Bedingungen erfolgen. Die Kultur wird ausreichend lange Zeit durchgeführt, um eine befriedigende Mediatorausbeute zu erhalten. Hierfür hat sich eine Dauer von etwa 10 bis 50 Stunden als geeignet erwiesen. Bei kürzeren Zeiten ist die Mediatorausbeute zu gering, so daß das Verfahren unwirtschaftlich ist. Bei einer Kulturdauer über etwa 50 Stunden ist andererseits das Medium erschöpft und die Zellen beginnen abzusterben, so daß eine Erhöhung der Ausbeute nicht mehr zu erwarten ist.

Die Kultur der Zellen bzw. Leukozyten wird bei einer Temperatur von etwa 30 bis 42 °C, vorzugsweise von etwa 37 °C durchgeführt. Bei niedrigeren Temperaturen ist der Kulturprozeß unbefriedigend, während bei Temperaturen über 42 °C die Leukozyten geschädigt werden.

Die Kultur wird mit einer Konzentration von etwa 10^6 bis 5×10^8 Zellen/ml, vorzugsweise bis zu 10^7 bis 10^8 Zellen/ml durchgeführt. Bei niedrigeren Zellkonzentrationen ist die Ausbeute pro Volumeneinheit der Kulturlösung zu gering. Das Verfahren wird infolge zu großer Kulturvolumina unwirtschaftlich. Bei Zellkonzentration über 5×10^8 Zellen/ml tritt sehr rasch Verarmung des Mediums an Nahrungsstoffen auf.

Die Kultur kann an der Atmosphäre durchgeführt werden. Vorzugsweise wird über die Kultur ein erhöhter Kohlendioxidpartialdruck aufrecht erhalten, der bis etwa 10 Vol%, insbesondere bis etwa 2 Vol% reichen kann. Von großer Bedeutung ist die Sauerstoffversorgung der Kul-

tur. Sie kann beispielsweise durch Einleiten von Luft sichergestellt werden. Um eine Kontaminierung der Kultur zu vermeiden, ist die zugeführte Luft vorzugsweise sterilisiert und hitzedekontaminiert, d.h. von Endotoxinen und anderen organischen Bestandteilen befreit. Die Lösung kann während der Kultur gerührt oder geschüttelt werden. Als Zellstimulanz wird vorzugsweise Con A eingesetzt.

Zur Beendigung der Kultur werden die Zellen bzw. Leukozyten von der Kulturlösung abzentrifugiert, die anschließend auf die entstandenen Angiotropine aufgearbeitet wird. Um eine Schädigung der Zellen und damit eine Verunreinigung der Kulturlösung durch Zellbestandteile zu vermeiden, wird die Kultur bei verhältnismäßig niedriger Beschleunigung, d.h. etwa 300 bis 400 x g, zentrifugiert. Nach dem Abtrennen des Großteils der Zellen vom Überstand wird dieser zweckmäßigerweise bei höherer Beschleunigung erneut zentrifugiert, um restliche Schwebeteilchen zu entfernen. Die abgetrennten Leukozyten können entweder erneut kultiviert, kryopräserviert oder einer anderen Verwendung zugeführt werden.

Außer durch Kultur von Leukozyten können die bioaktiven RNP-Morphogene der Erfindung auch aus Entzündungsgewebe gewonnen werden. Dort entstehen sie durch die Ansammlung der Leukozyten infolge des durch die Gewebeschädigung ausgelösten Entzündungsprozesses. Das Entzündungsgewebe kann in üblicher Weise gewonnen und für die Präparation der RNP verwendet werden. Dazu wird das Entzündungsgewebe in Pufferlösung homogenisiert und die löslichen Bestandteile (Exsudat) werden von den unlöslichen Strukturbestandteilen des Gewebes getrennt.

Vorzugsweise wird entzündetes infarziertes Herzmuskelgewebe verwendet, welches durch Ligation des linken vorderen absteigenden Astes der linken Koronararterie mittels einer transfemorale Kathedertechnik während 24 Stunden gebildet wird. Der Leukozyten enthaltende, entzündete Herzmuskelteil wird bei 0 bis 4 °C von nicht infarziertem, gesunden Gewebe abgetrennt.

Für die Isolierung und Gewinnung der bioaktiven RNP der Erfindung ist die Aufarbeitung eines sehr großen Kulturlösungsvolumens erforderlich. Zu Beginn des Reinigungsverfahrens ist es deshalb aus praktischen Gründen notwendig, eine möglichst effektive Verminderung des zu behandelnden Volumens durchzuführen. Die Kulturlösung enthält neben den geringen Mengen an erzeugten Substanzen, darunter hauptsächlich Proteine, das Gemisch der Bestandteile des Mediums. Vorteilhafterweise wird deshalb im ersten Schritt der Reinigung eine Abtrennung der entstandenen Proteine von den Bestandteilen des Mediums und gleichzeitig von dem großen Volumen der wäßrigen Lösung durchgeführt. Dies kann durch eine selektive Aussalzung der Proteine aus der Kulturlösung bewirkt werden, die beispielsweise durch Zugabe eines Sulfates oder Phosphates erreicht wird. Nachstehend wird die Fällung der Proteine am Beispiel der Aussalzung durch Zugabe von Ammoniumsulfat zu der Kulturlösung beschrieben.

Durch Sättigung der Kulturlösung mit Ammoniumsulfat wird der Großteil der entstandenen Proteine zusammen mit gegebenenfalls enthaltenem Serumalbumin ausgefällt. Nach dem Abtrennen des Substanzniederschlags, beispielsweise durch Zentrifugieren, kann dieser in der nachstehend beschriebenen Weise in seine einzelnen Komponenten aufgetrennt und die enthaltenen bioaktiven RNP gewonnen

werden. Der erhaltene Überstand enthält neben den löslichen Bestandteilen des Mediums auch den in gesättigter Ammoniumsulfatlösung löslichen Teil der Substanzen, unter denen sich auch ein Teil der bioaktiven RNP befindet. Der Überstand wird konzentriert und die enthaltenen Substanzen werden daraus in der nachstehenden Weise gewonnen. Wenn die proteinhaltige Kulturlösung mit Ammoniumsulfat bis zur Sättigung versetzt wird, fällt der größere Teil der begleitenden Proteine aus. Auf diese Weise wird ein Proteingemisch erhalten, das aus einer Anzahl verschiedener Proteine besteht und dessen Trennung in die einzelnen Komponenten infolgedessen mühsam ist. In einer bevorzugten Ausführungsform des Verfahrens der Erfindung wird das in der Kulturlösung enthaltene Proteingemisch deshalb bereits in der Fällungsstufe in mehrere Fraktionen aufgetrennt. Diese Auftrennung in mehrere Proteinfaktionen ist möglich, da die einzelnen Proteine bei verschiedenen Ammoniumsulfatkonzentrationen ausgefällt werden. Vorzugsweise wird die Kulturlösung im Verfahren der Erfindung deshalb stufenweise mit Ammoniumsulfat bis zu bestimmten Sättigungsgraden versetzt, wobei in jeder Fraktion der Teil der Proteine ausfällt, dessen Löslichkeitsprodukt unterhalb des jeweiligen Sättigungsgrades liegt. Durch geeignete Wahl der Sättigungsgrenzen der einzelnen Fraktionen kann im Verfahren der Erfindung eine grobe Auftrennung in Gruppen von Proteinen bereits bei der Fällung erzielt werden.

Beispielsweise wird die Kulturlösung zunächst bis zu einer Sättigung von 35 % mit Ammoniumsulfat versetzt. Der erhaltene Proteinniederschlag wird abgetrennt. Danach wird der Sättigungsgrad der überstehenden Lösung auf 45 % erhöht. Es bildet sich erneut ein Proteinniederschlag, der abgetrennt wird. Anschließend wird die

überstehende Lösung auf einen Sättigungsgrad von 90 %
eingestellt. Der dabei erhaltene Proteinniederschlag
wird ebenfalls abgetrennt. Die überstehende Lösung
dieser Fällung wird beispielsweise durch Entwässerungs-
Dialyse oder Ultrafiltration konzentriert.

Die Salzfällung der Proteine wird ebenso wie die
nachfolgende Reinigung vorzugsweise bei einer Temperatur
von etwa 0 bis 10 °C, insbesondere etwa 0 bis 4 °C
durchgeführt. Die für die Reinigung verwendeten Lösungen
besitzen einen ph-Wert zwischen 5 und 9, insbesondere
zwischen 6 und 8. Um eine Ph-Konstanz der Lösung zu
erreichen, wird vor der Salzfällung vorzugsweise ein
starker Puffer, z.B. 0,1 mol/l Phosphatpuffer,
zugesezt. Zur Aufrechterhaltung des Redoxpotentials der
Proteine wird den Lösungen vorzugsweise Cystein in einer
Menge von 0,001 mol/l zugesezt. Sterile Bedingungen für
die Proteinreinigung sind nicht erforderlich.

Die bei der Salzfällung erhaltenen Proteine können nach
Auflösen in einem Proteine nicht schädigenden Medium
direkt der nachstehend beschriebenen Reinigung und
Auftrennung zugeführt werden. Der Überstand der letzten
Fällungsstufe wird konzentriert, beispielsweise durch
Entwässerungsdialyse oder Ultrafiltration. Dabei werden
alle Verbindungen mit einem Molekulargewicht von größer
als etwa 300 bis 500 Daltons, d.h. auch die Proteine und
Peptide dieser Fraktion, als Retentat quantitativ erhalten.

Die in der vorstehend beschriebenen Stufe erhaltenen
Proteinfraktionen enthalten die bioaktiven RNP der Er-
findung im Gemisch mit zahlreichen Fremdproteinen
(andere sezernierte Proteine gegebenenfalls Serumalbumin
und gegebenenfalls CON). Die Fremdproteine liegen in den

Gemischen in weit überwiegender Menge vor. Durch eine Reihe von Reinigungsschritten müssen die bioaktiven RNP angereichert und von den Fremdproteinen soweit befreit werden, daß diese ihre molekulare biologische Spezifität nicht mehr stören. Die bioaktiven RNP selbst sind ebenfalls eine Stoffklasse, die in ihre einzelnen, spezifisch wirkenden Individuen aufgetrennt wird.

Allgemein bestehen Reinigungsverfahren für Eiweißkörper (Proteine) und andere Naturstoffe aus einer Sequenz kombinierter Trennungsverfahren, welche Molekülgrößen-, Ladungs-, Form-, Strukturstabilitäts- und Moleküloberflächenbeschaffenheitsunterschiede zwischen dem gesuchten Wirkstoff und den begleitenden Fremdstoffen zur Trennung ausnutzen. Dementsprechend können zahlreiche Kombinationen verschiedenster Trennungsverfahren zur Reinigung eines Proteins erarbeitet werden. Für die Handhabungseigenschaften, technische Ausführbarkeit, Automatisierbarkeit und Wirtschaftlichkeit eines Reinigungsverfahrens sowie für die Qualität des gesuchten Naturproduktes ist deshalb nicht allein die Art der verwendeten Trennungsschritte von Bedeutung, sondern insbesondere deren optimierte Gestaltung und deren sinnvolle Kombination in einer Reinigungssequenz innerhalb des Rahmens der Strukturstabilität und der anderen Strukturparameter des gesuchten Wirkstoffes. Das heißt auch, daß selbst die Benutzung gleicher oder ähnlicher Trennungsprinzipien (z.B. Molekularsiebfiltration, Dialyse, Ionenaustauschadsorption, usw.), aber in unterschiedlicher Kombination, für die Handhabungsfähigkeit und Wirtschaftlichkeit des Reinigungsverfahrens entscheidend sein können. In bestimmten Fällen ist die Benutzung oder Unterlassung einer einzigen Technik (z.B. Hydroxylapatitchromatographie, Zonenpräzipitationschromatographie, usw.) an einer bes-

5 timmten Stelle der Reinigungssequenz, oder innerhalb
einer begrenzten Teilsequenz, von ausschlaggebender
Bedeutung für die Qualität des gesuchten Wirkstoffes
sowie für die Handhabungsfähigkeit und die
Wirtschaftlichkeit seines Reinigungsverfahrens. Klar
10 aufgezeigt werden diese allgemeinen Zusammenhänge und
Grundprinzipien der Naturstoffreinigung beispielsweise
an der allgemein bekannten Tatsache, daß in einem
wirtschaftlich vernünftigen und technisch
handhabungsfähigen Naturstoffreinigungsverfahren ein
säulenchromatographischer Reinigungsschritt oder ein
Lyophilisierungsschritt nicht sinnvoll ist, bevor das
Gesamtausgangsvolumen oder die Ausgangskonzentration der
15 begleitenden Fremdbestandteile des Wirkstoffrohextraktes
nicht auf mindestens 1/500 bis 1/1000 durch andere Ver-
fahrensschritte reduziert wurde.

20 Für die Reinigung der einzelnen Proteinfractionen bieten
sich eine Mehrzahl von an sich einzeln in der Biochemie
bekannten Reinigungsschritten an. Beispiele für solche
Reinigungsschritte sind: Präparative und analytische
Molekularsiebfiltration, Anionen- und Kationenaustas-
cherchromatographie bzw. Eintopfadsorptionsverfahren,
25 Chromatographie an Hydroxylapatit, Zonenpräzipitations-
chromatographie und Kreislauf- oder Kaskadenmolekular-
siebfiltration.

30 Bereits durch einmalige Durchführung eines der genannten
Reinigungsverfahren kann eine beträchtliche Menge an
Begleitproteinen von den bioaktiven RNP abgetrennt wer-
den. Jedoch halten die in den Fraktionen enthaltenen
Substanzen trotz ihres verschiedenen Molekulargewichts
häufig sehr stark aneinander. Sie werden beispielsweise
35 in der Molekularsiebfiltration durch das Bestehen nicht
idealer Gleichgewichte bei Proteinpolyelektrolyten oft

unvollständig entsprechend ihrem Molekulargewicht getrennt. Es empfiehlt sich deshalb, mindestens zwei der genannten Trennverfahren hintereinander durchzuführen. Vorzugsweise werden die bioaktiven RNP-Aktivität enthaltenden Proteinfractionen mindestens drei der genannten Reinigungsschritte nacheinander unterzogen.

Alle Kombinationen der erwähnten Trennschritte sind Gegenstand des erfindungsgemäßen Verfahrens. Dabei gehört es zum Kenntnisstand des Fachmanns, daß bestimmte Folgen von Trennschritten weniger sinnvoll sind als andere Kombinationen. Beispielsweise ist dem Fachmann bewußt, daß bei Durchführung einer präparativen Molekularsiebfiltration nach einer analytischen Molekularsiebfiltration neben der unhandlichen Verfahrensweise auch ein schlechteres Gesamtergebnis in Bezug auf die Trennwirkung erhalten wird als bei umgekehrter Reihenfolge.

Die Molekularsiebfiltration bewirkt eine Auftrennung der Proteine entsprechend ihrem Molekulargewicht. Da ein überwiegender Teil der begleitenden Fremdproteine ein anderes Molekulargewicht als die bioaktiven RNP aufweist, kann ihre Abtrennung auf diese Weise erreicht werden. Für die Trennung der Substanzen nach ihrem Molekulargewicht wird ein hydrophiles, in Wasser quellendes Molekularsieb verwendet. Beispiele für geeignete Molekularsiebe sind mit Epichlorhydrin vernetzte Dextrane (Sephadex), mit Acrylamid vernetzte Agarosen (Ultrogele) und raumvernetzte Acrylamide (Biogele), deren Ausschlußgrenzen größer als die zur Auftrennung verwendeten Separationsgrenzen sind.

Die Molekularsiebfiltration wird, falls mehrerer Trennstufen zur Anwendung kommen, vorzugsweise als einer der

Ersten durchgeführt. Je nach dem Längen-Durchmesser-Verhältnis der verwendeten Säule und dem Teilchendurchmesser der Gelmatrix, welche die theoretische Bodenzahl der Säule beeinflussen, wird die Molekularsiebfiltration als "präparativ" oder "analytisch" bezeichnet. Sie wird als "präparativ" bezeichnet, wenn die Chromatographie an Säulen mit einem Dimensionsverhältnis Länge: Durchmesser bis 10:1 und einer Beladung von bis zu 1/3 des Säuleninhalts bzw. unter voller Ausnutzung des gesamten, matrixzentypischen Separationsvolumens durchgeführt wird. "Analytisch" bedeutet ein Längen-Durchmesser-Verhältnis über 10:1, vorzugsweise etwa 50:1, und eine Beladung bis maximal 3 % des Säuleninhaltes, auch bei HPLC Versionen.

Bei der präparativen Molekularsiebchromatographie werden Gelmatrizen mit möglichst großer Teilchengröße benutzt, um schnelle Durchflußraten der oft etwas viskosen Proteinlösungen bei möglichst niedrigen Drucken zu erzielen. Bei der analytischen Molekularsiebfiltration wird die Teilchengröße der Gelmatrix so klein wie möglich gewählt, um eine maximale theoretische Bodenzahl der Säule bei technisch und sicherheitsmäßig verwertbarem Druck und einer Flußgeschwindigkeit der mobilen Phase von 2 bis 4 cm/h zu erreichen. Diese Parameter sind von der Gelmatrixstruktur abhängig und von Gel zu Gel verschieden.

Falls mehrere präparative Molekularsiebfiltrationen nacheinander durchgeführt werden, kann die Separationsgrenze abgestuft gewählt werden. Daran anschließend kann eine analytische Molekularsiebfiltration mit entsprechend abgestuften Separationsgrenzen durchgeführt werden. Die Ausschlußgrenze des verwendeten Gels muß jedenfalls größer als etwa 10000 Daltons sein, um eine

Volumenverteilung der Angiotropine zwischen der stationären Gelmatrixphase und der mobilen wäßrigen Pufferphase zu ermöglichen.

5 Die "Ausschlußgrenze" bezeichnet den hydrodynamische Parameter eines gelösten Teilchens, welcher der Porengröße der Gelmatrix entspricht. Teilchen mit größerem hydrodynamischen Parameter können nicht mehr in die Gelmatrix eindringen (Volumenverteilungskoeffizient $K_D = 0$). Die "Separationsgrenze" bezeichnet einen zur Trennung von gelösten Teilchen zweckmäßigerweise festgesetzten hydrodynamischen Parameter, der zwischen einem Volumenverteilungskoeffizienten $K_D = 0$ und $K_D = 1$ liegt.

15 Zur Molekularsiebfiltration werden die Substanzen gelöst in einer die Substanzen nicht schädigenden Flüssigkeit auf das Molekularsieb aufgebracht. Ein spezielleres Beispiel für ein geeignetes Lösungsmittel ist 0,003 mol/l Natriumkaliumphosphatlösung mit einem Gehalt von 20 0,3 mol/l NaCl und 0.001 mol/l Cystein und einem pH-Wert von 7,4. Nach der Filtration werden die RNT enthaltenden Fraktionen in der nachstehend beschriebenen Weise konzentriert, und gegebenenfalls einem weiteren Reinigungsschritt unterzogen.

25 Die Anionenaustauscher für die Reinigung der Substanzen eignen sich beispielsweise mit Epichlorhydrin vernetzte Dextran-(Sephadex) oder Zellulosematrizen, an welche funktionelle Gruppen mit Anionenaustauscherkapazität gekoppelt sind. Sie können nach Verwendung durch 30 Regeneration wiederholt gebraucht werden. Bevorzugt wird ein in einer Pufferlösung vorgequollener und äquilibrierter schwacher Anionenaustauscher in der Cl^- -Form, wie DEAE-Sephadex-A 50, verwendet und die 35

Behandlung bei einem pH-Wert von 8 bis 10 durchgeführt. Ein spezielles Beispiel für eine solche Pufferlösung ist 0,01 mol/l Tris-HCl, welche 0,04 mol/l NaCl und 0,001 mol/l Cystein enthält und einen pH-Wert von 8,0 hat.

Bei der Verwendung des Anionenaustauschers wird die Substanzfraktion einer solchen Menge Anionenaustauscher zugesetzt, die zur vollständigen Adsorption der Angiotropine und der positiv adsorbierenden Begleitproteine ausreicht. Üblicherweise genügen dazu zwei Volumenteile gequollener Anionenaustauscher pro Volumen konzentrierter Proteinfraction. Die Reaktion kann entweder als Chromatographieverfahren oder als leichter handhabbares Eintopfadsorptionsverfahren gestaltet werden. Im Eintopfverfahren wird die überstehende Flüssigkeit mit den negativ adsorbierten Proteinen von dem mit den positiv adsorbierten RNP und andere Substanzen beladenen Anionenaustauscher, beispielsweise durch Filtrieren (in der Chromatographiesäule), Dekantieren oder Zentrifugieren (im Eintopfverfahren) abgetrennt. Der beladene Anionenaustauscher wird durch Waschen mit Wasser oder einer Salzlösung, welche eine zu 0,04 mol/l NaCl äquivalente maximale Ionenstärke hat, vorzugsweise höchstens etwa 15 °C von anhaftenden, negativ adsorbierten Verbindungen befreit. Ein spezielles Beispiel für eine zum Auswaschen geeignete Salzlösung ist die erwähnte Tris-HCl-Pufferlösung vom pH-Wert 8,0.

Der von negativ adsorbierten Verbindungen befreite, mit RNP und anderen Substanzen beladene Anionenaustauscher wird nun mit einer Proteine nicht schädigenden wäßrigen Salzlösung eluiert, welche eine größer als 0,04 mol/l NaCl entsprechende Ionenstärke und einen pH-Wert zwischen 4,0 und 10,0 hat. Vorzugsweise wird eine Salzlösung hoher Ionenstärke mit einem pH-Wert von

5,0 bis 7,0 verwendet. Ein spezielles Beispiel für eine derartige Salzlösung ist eine 2,0 mol/l NaCl-Lösung, welche mit 0,01 mol/l Piperazin-Hcl um ph-Wert 6,5 gepuffert ist und welche 0,001 mol/l Cystein enthält.

5 Wird die Anionenaustauscherreaktion als Chromatographieverfahren gestaltet, so kann die Elution der RNP und anderen Substanzen auch durch einen linearen NaCl-Konzentrationsgradienten erfolgen.

10 Als Kationenaustauscher eignen sich für die Reinigung der Proteinfraction beispielsweise mit Epichlorhydrin vernetzte Dextran-(Sephadex) oder Zellulosematrizen, an welche funktionelle Gruppen mit Kationenaustauscherkapazität gekoppelt sind. Sie können nach Verwendung durch Regeneration wiederholt gebraucht werden. Bevorzugt wird ein schwach saurer Kationenaustauscher in der Na⁺-Form, wie CM-Sephadex C-50, verwendet, und die Behandlung bei einem ph-Wert von 4 bis 6 durchgeführt. Die Substanzfraktionen können zur Erleichterung der Einstellung der Beladungsgleichgewichte vor der Behandlung mit dem Kationenaustauscher mit einer Proteine nicht schädigenden Salzlösung verdünnt werden, welche eine zu 0,04 mol NaCl/Liter äquivalente maximale Ionenstärke hat. Sie kann gleichzeitig zur Einstellung des ph-Wertes dienen. Ein spezielles Beispiel für eine derartige Salzlösung ist eine 0,001 mol/l Kaliumphosphat-Acetatpufferlösung mit einem Gehalt von 0,04 mol/l NaCl und einem ph-Wert von 4 bis 6. Diese Kationenaustauscherreaktion kann sowohl als Chromatographieverfahren als auch als technisch leicht handhabbares Eintopfverfahren gestattet werden.

35 Der Kationenaustauscher wird der Substanzfraktion in einer Menge zugesetzt, die ausreicht, um die Protein-

fraktion zu adsorbieren. Üblicherweise genügen dazu etwa 2 Volumenteile gequollener Ionenaustauscher pro Volumenteil Proteinfraction. Sodann wird die überstehende Flüssigkeit von dem mit den Substanzen beladenen Kationenaustauscher, beispielsweise durch Dekantieren oder Zentrifugieren, abgetrennt. Der beladene Kationenaustauscher wird durch Waschen mit Wasser oder einer Salzlösung, welche eine in 0,04 mol/l NaCl äquivalente maximale Ionenstärke hat, vorzugsweise bei einem ph-Wert von etwa 4 bis 6 und einer Temperatur von vorzugsweise höchstens etwa 15 °C von anhaftenden, nicht adsorbierten Verbindung befreit. Ein spezielles Beispiel für eine zum Auswaschen geeignete Salzlösung ist die erwähnte Kaliumphosphat-Acetat-Pufferlösung vom ph-Wert 5,0.

Der von negativ adsorbierten Verbindungen befreite, mit den Substanzen beladene Kationenaustauscher wird nun mit einer Proteine und Nukleinsäuren nicht schädigenden wäßrigen Salzlösung eluiert. Vorzugsweise wird hierzu eine Salzlösung hoher Ionenstärke mit einem ph-Wert von etwa 4 bis 10 verwendet. Spezielle Beispiele für derartige Salzlösungen sind eine wäßrige 0,5 mol/l Kaliumphosphatlösung vom ph-Wert 6,5 bis 7,5 oder eine 2 bis 5 mol/l Natriumchloridlösung vom gleichen ph-Wert.

Für die Chromatographie an Hydroxylapatit werden möglicherweise aus vorangegangenen Schritten vorhandene Salze, z.B. Ammoniumsulfat und vor allen Phosphate, vorzugsweise durch Dialyse oder Ultrafiltration an einer Membran mit einer Ausschlußgrenze von 500 Daltons, vor dem Aufbringen auf den Hydroxylapatit entfernt. Abgesehen von der Viskositätserhöhung durch Fremdzusätze ist aber für das Gelingen der Chromatographie an Hydroxylapatit lediglich die Phosphatkonzentration der

Proteinlösung kritisch. Die Eluierung der Substanzen erfolgt durch einen Kaliumphosphat-Konzentrationsgradienten, der vorzugsweise linear ist. Die RNP enthaltenden Fraktionen werden gesammelt und in der nachstehend erwähnten Weise konzentriert.

Die Verwendung von Hydroxylapatit ist für die strukturschonende Reingewinnung der RNP von wesentlicher Bedeutung. Aus technischen und wirtschaftlichen Gründen ist es aber mit erheblichen Schwierigkeiten verbunden, größere Substanzvolumina an Hydroxylapatitsäulen zu chromatographieren. Einerseits neigt nämlich Hydroxylapatit bei größeren Substanzvolumina sehr stark zur Verstopfung und wird dadurch unbrauchbar. Andererseits ist Hydroxylapatit teuer, was seinem Einsatz in größerem Maßstab entgegensteht. Aus diesen Gründen ist es im erfindungsgemäßen Verfahren bevorzugt, aus den Substanzfraktionen, in denen die bioaktiven RNP als Spuren enthalten sind, bereits vor der Chromatographie an Hydroxylapatit einen Großteil der begleitenden Fremdproteine durch geeignete Verfahrensschritte abzutrennen und dadurch das Proteinvolumen, das auf die Hydroxylapatitsäule aufgebracht werden muß, entscheidend zu verkleinern.

Bei der Zonenpräzipitationschromatographie (vgl. J. Porath, Nature, Bd. 196 (1962), S. 47-48) werden Proteinverunreinigungen der bioaktiven RNP durch Aus-salzfractionierung der Proteine mittels eines Salzkonzentrationsgradienten abgetrennt.

Grundprinzip der Proteintrennung mittels der Zonenpräzipitationschromatographie sind unterschiedliche, strukturegegebene reversible Löslichkeitseigenschaften der Proteine. Sie gehören zu den empfindlichsten mo-

lekularen Trennparametern und wurden häufig als Kriterium für den Nachweis der molekularen Einheitlichkeit eines Proteins verwendet. Dabei können Temperaturen und ph-Wert, Dimension der Säule, Art des Salzes, Form des Gradienten und Beladung der Säule in einem verhältnismäßig breiten Bereich variiert werden.

Die Temperatur bei der Zonenpräzipitationschromatographie kann etwa 0 bis 40 °C betragen. Bevorzugt ist ein Temperaturbereich von etwa 0 bis 10 °C, insbesondere etwa 4 bis 6 °C. Der ph-Wert kann zwischen etwa 4 und 10 liegen; bevorzugt ist ein ph-Wert im Bereich von 6 bis 8, insbesondere etwa 7. Das Verhältnis von Länge: Durchmesser der verwendeten Säule soll größer als etwa 10 : 1 sein, bevorzugt ist ein Verhältnis von 30 bis 100 : 1, insbesondere etwa 50 : 1. Als Salze kommen alle Proteine und Nukleinsäuren nicht schädigenden Salze mit Auswirkung in Frage. Beispiele für solche Salze sind Natriumkaliumphosphat, Ammoniumsulfat und Natriumsulfat. Bevorzugt wird Ammoniumsulfat verwendet.

Der Salzkonzentrationsgradient kann jede beliebige Form haben, so lange die Aussalzpunkte der Proteine lafstreckenmäßig getrennt sind. Bevorzugt sind lineare Konzentrationsgradienten, insbesondere ein ansteigender linearer Konzentrationsgradient von 25 bis 100 % Ammoniumsulfatsättigung. Die Beladung der Säule beträgt höchstens etwa 5 %, vorzugsweise etwa 1 %.

Die Kreislauf- oder Kaskadenmolekularsiebfiltration kann unter den Bedingungen durchgeführt werden, die vorstehend für die analytische Molekularsiebfiltration beschrieben sind. Es können die gleichen Molekularsiebe und die gleichen Säulenbedingungen verwendet werden. Bevorzugt ist Sephadex G 50 bei einem Länge-Durchmesser-

Verhältnis der Säule von mindestens etwa 50 : 1 und einer Beladung von höchstens etwa 3 % des Säuleninhaltes. Als Lösungsmittel und zur Eluierung werden vorzugsweise die bei der analytischen Molekularsiebfiltration benutzten Lösungsmittel eingesetzt.

Bei der Kreislaufmolekularsiebfiltration wird das Eluat bei den festgelegten Separationsgrenzen im Kreislauf wieder in die gleiche Säule geleitet. Auf diese Weise wird die Laufstrecke der Proteine differentiell verlängert. Bei einer anderen Ausführungsform, der Kaskadenmolekularsiebfiltration, wird das Eluat bei den festgelegten Separationsgrenzen auf eine neue Säule mit gleichen oder ähnlich definierten Parametern geleitet.

Zwischen den vorstehend erläuterten Reinigungsschritten können die erhaltenen, bioaktive RNP enthaltenden Substanzlösungen zu nachfolgenden Auftrennungen der Proteine von unerwünschten Salzen gereinigt und konzentriert werden. Diese Konzentration (Abtrennen des Großteils der wäßrigen Salzlösung von den Proteinen) kann auf verschiedene Weise erfolgen. Beispielsweise können die bioaktiven RNP und die Begleitsubstanzen durch Ultrafiltration oder Entwässerungsdialyse an einer Membran mit der Ausschlußgrenze 500 Daltons oder durch Lyophilisieren konzentriert werden. Dazu kann auch eine Molekularsiebfiltration durch Wahl der entsprechenden mobilen Phase in üblicher Weise modifiziert angewendet werden. Bei den Molekularsiebfiltrationen wird der Substanzlösung vorzugsweise etwa 0,4 mol/l Ammoniumsulfat zugesetzt. Im Gegensatz zu höheren Konzentrationen hat das Ammoniumsulfat in dieser Konzentration einen starken Einsalzeffekt gegenüber Proteinen. Durch diese Maßnahmen werden demnach die Proteine während der Molekularsiebfiltration

in Lösung gehalten. Ferner verhindert Ammoniumsulfat das bakterielle Wachstum und hemmt gewisse Enzyme. Dadurch trägt es zur Stabilisierung der bioaktiven RNP bei, vor allem wenn die Chromatographie bei höheren Temperaturen (über etwa 20 °) und unter nicht sterilen Bedingungen durchgeführt wird.

Die Temperatur und ph-Bedingungen sind bei der Durchführung der Reinigungsschritte nicht besonders kritisch. Wenn die Erhaltung der nativen Konformation der Substanzen beabsichtigt ist, empfiehlt sich die Einhaltung einer Temperatur im Bereich von etwa 0 bis 8 °C, vorzugsweise etwa 0 bis 4 °C. Ferner müssen die Trenn- und Reinigungsstufen unter im wesentlichen physiologischen Ph- und Salzbedingungen durchgeführt werden. Ein wesentlicher Vorteil des erfindungsgemäßen Verfahrens besteht darin, daß die Einhaltung dieser Bedingungen erstmals leicht möglich ist. Zur Oxidationsverhinderung wird die Substanzlösung vorzugsweise ferner mit etwa 0,001 mol/l Cystein versetzt.

Die erhaltenen bioaktiven RNP können in einer gepuffer-ten physiologischen Salzlösung, beispielsweise in 0,0015 mol/l Natriumkaliumphosphatlösung, die 0,15 mol/ (0,9 %) NaCl und 0,001 mol/l Cystein enthält und einen ph-Wert von 7,4 aufweist, nach üblicher Filtersterilisation (0,2 µm Porenweite) nativ und biologisch aktiv auch bei Raumtemperatur (für mindestens 200 Stunden) oder eingefroren bei -25 °C (für mindestens 5 Jahre) aufbewahrt werden. Diese Stabilität der bioaktiven RNP kann unter anderem als eines der Kriterien für ihren hochreinen Zustand angesehen werden.

Die erfindungsgemäßen RNP können auch unter Verwendung chemisch oder biologisch sythetisierter Teilsequenzen

oder Teilen und homologen Sequenzen davon hergestellt werden. Bevorzugt ist, daß man die chemisch oder biologisch synthetisierten Oligonukleotide- oder Antisensenukleotidsequenzen in vivo oder in vitro, welche die nach Anspruch 1 gegebene Teilsequenzen codieren, mit mindestens 6 Basen in der PCR-Reaktion einsetzt oder die Antisense-Bioprozeßtechnik einsetzt.

Die Beispiele erläutern die Erfindung. In den Beispielen wird die Gewinnung der RNP-Morphogene ausgehend von Leukozyten aus Schweineblut beschrieben. Die Erfindung ist jedoch nicht auf diese Ausführungsform beschränkt. Es können auch Zellen des retikulo-endothelialen Systems bzw. Entzündungs-, Wundgewebe- oder flüssigkeit (Exsudat) anderer Säuger verwendet werden.

Ein weiterer Gegenstand der vorliegenden Erfindung ist ein gegen ein vorstehendes Protein bzw. Fusionsprotein gerichteter Antikörper oder eine Teilsequenz hiervon. Die Antikörper können monoclonale, polyclonale oder synthetische Antikörper sein oder Fragmente davon, beispielsweise Fab-, Fv-oder scFv-Fragmente. Vorzugsweise handelt es sich dabei um einen monoclonalen Antikörper. Für die Herstellung ist es günstig, Tiere, insbesondere Kaninchen oder Hühner für einen polyklonalen und Mäuse für einen monoklonalen Antikörper, mit einem vorstehenden (Fusions)protein oder Fragmenten davon zu immunisieren. Weitere "Booster" der Tiere können mit dem gleichen (Fusions)protein oder Fragmenten davon erfolgen. Der polyklonale Antikörper kann dann aus dem Serum bzw. Eigelb der Tiere erhalten werden. Die erfindungsgemäßen Antikörper können gemäß Standardverfahren hergestellt werden, wobei das von den erfindungsgemäßen Nucleinsäuremolekülen codierte Protein oder ein synthetisches Fragment davon als Immunogen dienen.

Monoklonale Antikörper können beispielsweise durch das von Köhler und Milstein (Nature 256 (1975), 495) und Galfré, Meth. Enzymol. 73 (1981), 3, beschriebene Verfahren hergestellt werden, wobei Maus-Myelomzellen mit von immunisierten Säugern stammenden Milzzellen fusioniert werden. Diese Antikörper können beispielsweise zur Immunpräzipitation der vorstehend diskutierten RNPs oder zur Isolierung verwandter Strukturen verwendet werden. Die Antikörper können beispielsweise in Immunoassays in Flüssigphase oder an einen festen Träger gebunden werden. Dabei können die Antikörper auf verschiedene Art und Weise markiert sein. Geeignete Marker und Markierungsverfahren sind auf dem Fachgebiet bekannt. Beispiele für Immunassays sind ELISA und RIA.

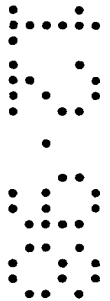
Die vorliegende Erfindung betrifft ferner die Verwendung der vorstehend beschriebenen RNPs und/oder Antikörper als Arzneimittel. Diese Arzneimittel enthalten gegebenenfalls zusätzlich einen pharmazeutisch verträglichen Träger. Geeignete Träger und die Formulierung derartiger Arzneimittel sind dem Fachmann bekannt. Zu geeigneten Trägern zählen beispielsweise Phosphat-gepufferte Kochsalzlösungen, Wasser, Emulsionen, beispielsweise Öl/Wasser-Emulsionen, Netzmittel, sterile Lösungen etc. Die Verabreichung der Arzneimittel kann oral oder parenteral erfolgen. Zu den Verfahren für die parenterale Verabreichung gehören die topische, intra-arterielle (z.B. direkt zu dem Tumor), intramuskuläre, subkutane, intramedulläre, intrathekale, intraventrikuläre, intravenöse, intraperitoneale oder intranasale Verabreichung. Die geeignete Dosierung wird von dem behandelnden Arzt bestimmt und hängt von verschiedenen Faktoren ab, beispielsweise von dem Alter, dem Geschlecht, dem Gewicht des Patienten, der Art der Verabreichung etc. ab. In einer bevorzugten Ausführ-

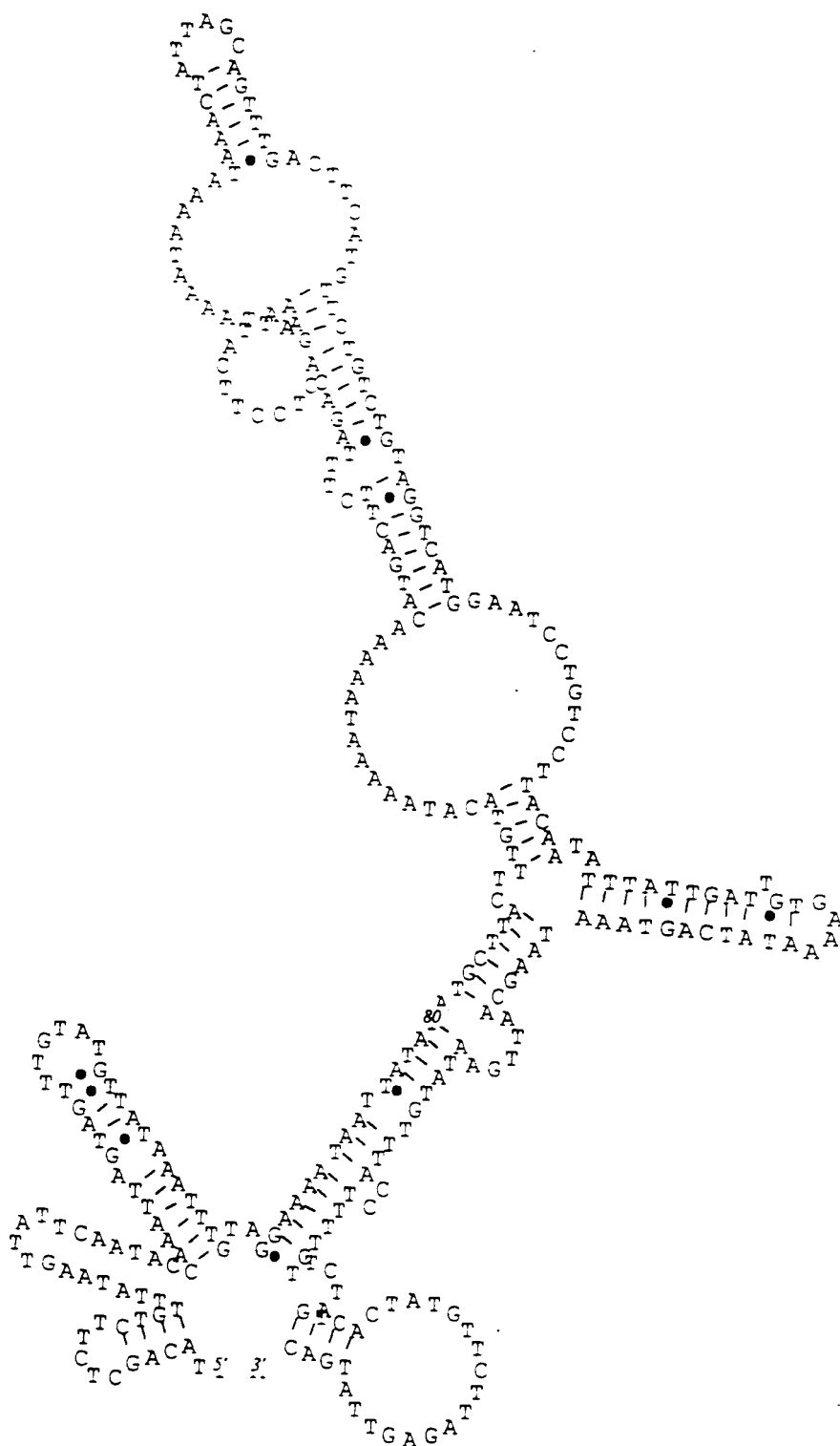
rungsform können die erfindungsgemäßen RNPs einzeln oder als Gemisch lokal bei Säugern, z.B. Menschen, in einer Menge von > 1 fmol gegeben werden. Die Schwellendosis der Wirksamkeit in vivo beträgt > 50 fmol, vorzugsweise 2,5 fmol. Diese Arzneimittel eignen sich zur spezifischen Beeinflussung der Angiomorphogenese und des vasikulären Zustandes eines Gewebes eines Körpers eines Säugers. Diese Arzneimittel können zur Erfüllung der gleichen Aufgaben auch mindestens ein anti-RNP-Immunglobulin und/oder molekularbiologische Äquivalenzstrukturen enthalten. Vorzugsweise wird das entstandene Arzneimittel zur funktionellen Beeinflussung der Angiogenese verwendet.

Die Erfindung wird weiter anhand der Figuren beschrieben, welche zeigen:

Fig. 1: Energieminimierte Sekundärstruktur von ARNA I

Fig. 2: Energieminimierte Sekundärstruktur von ARNA VI





A 6x6 grid of dots. The dots are arranged in a square frame with an internal cross-like pattern. Specifically, there are dots at all positions (row, column) where row and column are between 1 and 6, and at least one of row or column is 1, 6, or 3.5 (if we consider a 0-indexed grid from 0 to 5, the dots are at positions where row or column is 0, 5, or 2.5).